**VE FRANÇAISE** 

TNATIONAL TÉ INDUSTRIELLE

PARIS

(11) N° de publication :

*2 709 491* 

(à n'utiliser que pour les commandes de reproduction)

(21) N° d'enregistrement national :

93 10501

(51) Int CI6: C 07-H 15/26, A 61 K 31/70, A 61 N 33/52

(12)

# **DEMANDE DE BREVET D'INVENTION**

**A1** 

- (22) Date de dépôt : 03.09.93.
- (30) Priorité :

- (71) Demandeur(s) : CENTRE NATIONAL DE LA RECHERCHE SCIENTIFIQUE -CNRS- - FR.
- Date de la mise à disposition du public de la demande: 10.03.95 Bulletin 95/10.
- Liste des documents cités dans le rapport de recherche préliminaire : Se reporter à la fin du présent fascicule.
- (60) Références à d'autres documents nationaux apparentés :
- Inventeur(s): Momenteau Michel, Maillard Philippe et Oulmi Dalila.
- (73) Titulaire(s) :
- (74) Mandataire : Bresse-Majerowicz.

(54) Nouveaux dérivés de porphyrines et leurs applications notamment en thérapeutique.

La présente invention a pour objet des dérivés de porphyrine de formule I:

dans laquelle:

- au moins un des radicaux R représente un groupe phé-

nyle O-glycosilé en position para et/ou méta, - les autres radicaux R, identiques ou différents, représentent, si ils existent, un radical alkyle ou hétéroalkyle, alcène ou hétéroalcène, alcyne ou hétéroalcyne, linéaire ou ramifié et éventuellement halogéné, ou encore un groupe aryle ou un hétérocycle éventuellement mono ou polyhalo-

Ces dérivés sont utiles notamment en photothérapie pour le traitement des tumeurs en raison de leur activité

photosensibilatrice.



# NOUVEAUX DERIVES DE PORPHYRINES ET LEURS APPLICATIONS NOTAMMENT EN THERAPEUTIQUE

La présente invention a pour objet de nouveaux dérivés de porphyrines, leur procédé de préparation et leurs applications notamment en thérapeutique.

Les dérivés selon l'invention sont des colorants photosensibles capables de s'accumuler dans les cellules tumorales. La photoactivation de ces dérivés tétrapyrroliques par irradiation génère des espèces chimiques du type  $^1\text{O}_2$  ou  $^0\text{O}_2$ . Toxiques pour les cellules tumorales marquées par ces photosensibilisateurs.

10

30

La photothérapie antitumorale constitue aujourd'hui une nouvelle technique utilisée pour éradiquer 15 les cellules tumorales (Gomer, T. J. et al. (1987) Photochem. Photobiol. 46, 561; Dougherty, T. J. et al. (1987) Photochem. Photobiol. 45, 879). Les colorants mis en oeuvre dans ce domaine sont des dérivés de l'hématoporphyrine obtenus par action de l'acide sulfurique dans l'acide acétique sur 20 l'hématoporphyrine (Lipson, R. L. et al., (1961) J. National Cancer Inst. 26, 1). Cette méthode de préparation conduit à un mélange chimique complexe et de composition variable. Ce mélange peut contenir plusieurs types de porphyrines dont des 25 dimères liés par des ponts éthers, des ponts esters ou encore des ponts carbone-carbone.

En outre, ces préparations induisent des effets secondaires néfastes en raison d'une part d'une faible sélectivité pour les cellules tumorales, et d'autre part d'une élimination difficile par l'organisme.

Pour pallier ces inconvénients, il a été proposé de greffer de manière covalente, de nombreux substituants sur le noyau tétrapyrrolique des porphyrines, tels que par exemple des groupements sulfoniques (Winkerman,

J., Arad, D., Kimel, S. (1993) Photochem. Photobiol. B <u>18</u>, 191).

La présente invention vise précisément à fournir de nouveaux dérivés de porphyrines purs, solubles dans les milieux totalement ou partiellement aqueux et ne présentant pas les inconvénients des porphyrines de l'art antérieur.

Ce but est atteint grâce aux dérivés de l'invention dont le noyau tétrapyrrolique est substitué en méso par au moins un groupe phényle O-glycosilé conférant aux composés un caractère hydrophile, les autres positions méso étant préférentiellement occupées par un, deux ou trois groupements à caractère hydrophobe. L'avantage majeur de certains dérivés de l'invention est donc de présenter un caractère amphiphile permettant un meilleur passage de la membrane lipidique des cellules.

On a préparé dans l'art antérieur des molécules tétrapyrroliques substituées en diverses positions par des groupements glycosilés (Maillard, Ph., Guerquin-Kern, C., Momenteau, M. et Gaspard, S. (1989) J. Amer. Chem. Soc. 20 111, 9125; Maillard, Ph.et Momenteau, M. (1992) Tetrahedron Lett. 33, 8081; Kuroda, Y., Hiroshige, T., Sera, T., Shiroiwa, Y., Tanaka, H., et Ogoshi, H. (1989) J. Amer. Chem. Soc., 111, 1912; Kuroda, Y., Hiroshige, T., Sera, et Ogoshi, H. (1989) Carbohydr. Res. 192, 347; Fülling, G., Schröder, D., et Franck, B. F. (1990) Angew. Chem. Int. Ed. Engl. 28, 1519; Bonnet, R., Nizhnik, A. N., et Berembaun, M. C. (1989) J. Chem. Soc. Chem. Commun. 1822; Kus, P., Knerr, G., et Czuchajowski, L. (1990) Tetrahedron Lett. 31, 5133; 30 Bourhim, A., Czernercki, S., Krausz, P., Viari, A., Vigny, P. (1990) J. Carbohydr. Chem. 2, 761; Czuchajowski, L., Habdas, J., Niedbala, H., et Wandrekar, V. (1991) Tetrahedron Lett. 32, 7511; Ono, N., Bougauchi, M. et Maruyama, K. (1992) Tetrahedron Lett. 33, 1629; Czuchajowski, L., Habdas, J.,

Niedbala, H., et Wandrekar, V. (1992) J. Heterocycl. Chem.

35

10

29, 479; Adams, K. R., Berembaun, M. C., Bonnet, R., Nizhnik, A., Salgado, A., et Vallés, M. A. (1992) J. Chem. Soc. Perkin Trans I 1765; Driaf, K., Krausz, P., Vermeuil, Spiro, M., Blais, J. C., et Bolbach, Tetrahedron Lett., <u>34</u>, 1027). Les macrocycles tétrapyrroliques préparés sont des phtalocyanines glycosilés, des méso 5,10,15,20-tétraaryl porphyrines, des méso 5,15-bis aryl 10,20-bis C-glycoside porphyrines, des 3,8,13,18-tétra C-glycoside 2,7,12,17-tétra méthyle porphyrines, le 6-0-(3,3,7,8,12,13,17,18-octaéthylechlorin-2-10 yl)-D-glycopyranose, ou encore des isohématoporphyrines diglycosides.

Il a également été isolé d'une algue bleuvert nommée Tolypothrix nodosa, une porphyrine de structure inhabituelle contenant deux unités C-glycosyles fixées en position 7 et 17 sur le noyau tétrapyrrolique modifié (Prinsep, M. R., Caplan, R. R., Moore, R. E., Patterson, G. M. L., et Smith, C. D. (1992) J; Amer. Chem. Soc., 114, 385).

Toutes ces porphyrines présentent, soit une structure contenant quatre unités glycosides ou un seul groupement glycosilé, soit une structure ou les unités glycosides sont en position opposée sur le macrocycle tétrapyrrolique. Tous ces composés ne présentent pas de caractère amphiphile, au contraire des dérivés de l'hématoporphyrine et de l'isohématoporphyrine substituées par deux unités glycosides.

On a également décrit la synthèse d'une mésotétraarylporphyrine ortho-glucosilé (Maillard, Ph., Guerquin-Kern, J. L., Momenteau, M. et Gaspard, S. (1989) J. Amer. Chem. Soc., 111, 9125; Maillard, Ph., Guerquin-Kern, J. L., Huel, C., et Momenteau, M. (1993) J. Org. Chem. 58, 2774)) qui ne présente pas d'activité biologique contre les cellules tumorales.

35

30

Les dérivés de porphyrine selon l'invention répondent plus particulièrement à la formule générale I :

5

10

dans laquelle :

- au moins un des radicaux R représente un groupe phényle O-glycosilé en position para et/ou méta,

- les autres radicaux R, identiques ou différents, représentent, si ils existent, un radical alkyle ou hétéroalkyle, alcène ou hétéroalcène, alcyne ou hétéroalcyne, linéaire ou ramifié et éventuellement halogéné, ou encore un groupe aryle ou un hétérocycle éventuellement mono ou polyhalogéné.

La position, le nombre et la nature des unités glycoconjuguées fixées sur le noyau tétrapyrrolique permettent de contrôler les propriétés hydrophiles des dérivés de l'invention; alors que le choix, le nombre et la position des substituants fixés sur les autres positions méso permettent de faire varier le caractère lipophile des dérivés; il est, en conséquence, possible de contrôler le caractère amphiphile de ces dérivés et donc d'ajuster leurs propriétés biologiques.

Ainsi, les dérivés de l'invention comportant dans le formule I :

- deux ou trois groupes phényles O-glycosilés conférant un caractère hydrophile marquée, et,
- deux ou un radicaux R représentant un radical alkyle ou hétéroalkyle, alcène ou hétéroalcène, alcyne ou hétéroalcyne, linéaire ou ramifié et éventuellement halogéné, ou encore un groupe aryle ou un hétérocycle éventuellement mono ou polyhalogéné, conférant un caractère hydrophobe;

présentent des propriétés amphiphiles déterminantes pour l'activité biologique.

Avantageusement, lorsque R représente un groupe phényle O-glycosilé en position para et/ou méta par un groupement monosaccharide tel que le glucose, le galactose ou le mannose, les dérivés de l'invention peuvent être tétraglycosilés, et, lorsque R représente un groupe phényle O-glycosilé en position para et/ou méta par un groupement polysaccharide tels que des disaccharides comme le maltose, le saccharose ou le lactose, les dérivés de l'invention sont avantageusement mono, di ou triglycosilés.

L'invention concerne l'ensemble des isomères des groupements mono ou polysaccharides, tant en ce qui concerne l'isomérie D et L au niveau du carbone 5, que l'isomérie  $\alpha$  et  $\beta$  au niveau du carbone 1. De même l'invention concerne lesdits groupements mono ou polysaccharides dont une ou plusieurs des fonctions -OH sont protégées.

Parmi les halogènes, on citera plus particulièrement le fluor. L'invention concerne donc de préférence des dérivés de formule (I) dont l'un au moins des radicaux R est un groupe aryle ou un hétérocycle mono ou polyfluroré, un radical alkyle ou hétéroalkyle, alcène ou hétéroalcène, alcyne ou hétéroalcyne, linéaire ou ramifié fluoré.

5

10

15

20

25

Un radical hétéroalkyle, hétéroalcène, hétéroalcyne ou hétérocycle est un radical dont la chaîne carbonée est interrompue par un hétéro atome tel que l'oxygène, l'azote, le soufre ou le phosphore.

Parmi les dérivés de porphyrines de formule I définis ci-dessus, on distinguera plusieurs classes qui constituent à des degrés variables, les composés actuellement préférés de l'invention. Ces composés sont définis dans la formule II ci-dessous, de la façon suivante :

10

5

## a) <u>les dérivés méso-diglycosilé</u>s

Parmi les dérivés méso-diglycosilés on préfère plus particulièrement ceux dans lesquels les radicaux R1 et, R2 ou R4, de la formule II, représentent chacun un groupe phényle O-glycosilé en position para; les groupements monosaccharides, tels que le glucose ou le galactoses, sont préférés.

Dans cette classe, l'invention envisage, à titre de composés spécifiques les dérivés de formule II dans laquelle :

- Rl et, R2 ou R4, identiques ou différents, représentent chacun un groupe phényle substitué en para par

un glucose, un galactose ou un maltose, éventuellement acétylé, et sont donc de formules suivantes :

5

10

15

et,

- R3 et, R2 ou R4, identiques ou différents, représentent un radical butyle de formule brute -C4H9, ou un radical undécanyle linéaire ou ramifié de formule brute -C11H23.

A titre d'exemples de dérivés mésodiglycosilés, on peut citer les composé n° 20, 21, 22, 23, 28, 29, 34, 35, 36, 37, 40, 41, 42, 43, 48, 49, 50, 51 dans le tableau 1 ci-après.

20

### b) Les dérivés méso-triglycosilés

Comme pour les dérivés méso-diglycosilé, on préfère, parmi les dérivés méso-triglycosilés, ceux dans lesquels R1, R2 et, R3 ou R4, sont chacun un groupe phényle

O-glycosilé en position para; les groupements monosaccharides, tels que le glucose ou le galactose, sont préférés.

Dans cette classe, l'invention envisage, à titre de composés spécifiques les dérivés de formule II dans laquelle :

- R1, R2 et, R3 ou R4, identiques ou différents, représentent chacun un groupe phényle substitué en para par un glucose, un galactose ou un maltose, éventuellement acétylé, et sont donc de formules III, IV ou V, et,

- R3 ou R4 représente un radical butyle de formule brute -C4H9, ou un radical undécanyle linéaire ou ramifié de formule brute -C11H23, ou encore un groupe phényle perfluoré de formule brute - C6F5.

A titre d'exemples de dérivés mésotriglycosilés, on peut citer les composés n° 24, 25, 30, 31, 32, 33, 44, 45, 52, 53, 54, 55 dans le tableau 1 ci-après.

## c) <u>les dérivés méso-tétraglycosilée</u>s

Comme pour les dérivés méso-di ou triglycosilés, on préfère, parmi les dérivés méso-tétraglycosilés, ceux dans lesquels les radicaux R de la formule I sont chacun un groupe phényle O-glycosilé en position para et/ou méta; les groupements monosaccharides, tels que le glucose ou le galactoses, sont encore préférés.

A titre d'exemples de dérivés mésotétraglycosilés, on peut citer les composés n° 14, 15, 16, 17, 18, 19, 26, 27 dans le tableau 1 ci-après.

Parmi, les dérivés précédents, l'invention envisage plus spécifiquement les composés et radicaux pour la préparation de ces composés, listés dans le tableau 1 ciaprès.

35

10

15

20

# Tableau 1

	Composés	Abréviations				
	Composés	ADTEVIACIONS				
1	para-(2,3,4,6-tétraacétyl-β-D-	]				
1	glucopyranosyl)-benzaldéhyde					
2	para-(2,3,4,6-tétraacétyl-β-D-					
	galactopyranosyl)-benzaldéhyde					
3	para-(2,3,4,6-2',3',4',6'-heptaacétyl-					
	β-D-maltosyl)-benzaldéhyde					
4	O-β-tétraacétyl 2,3,4,6 glucose	-OGluOAc				
5	O-β-D-glucose	-OGluOH				
6	O-β-D-2,3,4,6 tétraacétyl galactose	-OGalacOAc				
7	O-β-D-galactose	-OGalacOH				
8	O-β-D-2,3,4,6-2',3',4',6'heptaacétyl	-OMaltOAc				
	maltose					
9	O-β-D-maltose	-OMaltOH				
10	-undécane	-C11				
11	-butane	-C4				
12	2,3,4,5,6-penta-fluorophényl	-C6F5				
13	méso-5,10,15,20-tétraphénylporphyrine	TPP				
14	méso-5,10,15,20-tétrakis(para-2,3,4,6-	TPP (pOGluOAc) 4				
	tétraacétyl - $\beta$ - D-glucosyl-phényl)					
	porphyrine					
15	méso-5,10,15,20-tétrakis(para - $\beta$ - D-	TPP (pOGluOH) 4				
	qlucosyl-phényl) porphyrine					
16	méso-5,10,15,20-tétrakis(méta-2,3,4,6-	TPP (mOGluOAc) 4				
	tétraacétyl - $eta$ - D -glucosyl-phényl)					
	porphyrine					
17	méso-5,10,15,20-tétrakis(méta- $\beta$ D-	TPP(mOGluOH)4				
	qlucosyl-phényl) porphyrine	mpp (-00-1-01)				
18	méso-5,10,15,20-tétrakis(méta-2,3,4,6-	TPP (pOGalacOAc) 4				
	tétraacétyl - $\beta$ - D -galactosyl-phényl)					
	porphyrine	TPP (pOGalacOH) 4				
19	méso-5,10,15,20-tétrakis(méta- β- D -	irr (podatacon) 4				
20	galactosyl-phényl) porphyrine	mpp (=001,102,01,0mg				
20	méso-5,10 di (para-2,3,4,6-tétraacétyl	TPP (pOGluOAc) 2T3- (5-10)				
	- $\beta$ - D - glucosyl-phényl) 15,20 di	(2-10)				
	(phényl) porphyrine	TPP (pOGluOH) 2T3-				
21	méso-5,10 di (para - $\beta$ - D - glucosyl-	(5-10)				
	phényl) 15,20 di (phényl) porphyrine	(0 10)				

22	méso-5,15 di (para-2,3,4,6-tétraacétyl	TPP (pOGluOAc) 2T2-
122		(5-15)
	- β - D -glucosyl-phényl) 10,20 di	1 (3-13)
23	(phényl) porphyrine	TPD (2001) 2011 2011
123	Imese 3,13 dr (para p b gracosyr	TPP (pOGluOH) 2T2- (5-15)
	phényl) 10,20 di (phényl) porphyrine	
24	méso-5,10,15 tri(para-2,3,4,6-	TPP (pOGluOAc) 3
1	tétraacétyl - $\beta$ - D - glucosyl-phényl)	
<u></u>	20 mono (phényl) porphyrine	
.25	méso-5,10,15 tri(para- $\beta$ -D-glucosyl-	TPP (pOGluOH) 3
	phényl) 20 mono (phényl) porphyrine	
26	méso 5,10,15,20 tétrakis(méta-2,3,4,6	TPP (pOMaltOAc) 4
	$-$ tétraacétyl $-\beta$ - D - maltosyl-phényl)	
	porphyrine	
27	méso-5,10,15,20-tetrakis(méta - β-	TPP (pOMaltOH) 4
	D -maltosyl-pényl) porphyrine	
28	méso-5,10 di (para-2,3,4,6-tétraacétyl-	TPP (pOGalacOAc) 2
	β- D -galactosyl-phényl) porphyrine	T3 (5-10)
29	méso-5,10tri(para - β- D - galactosyl	TPP (pOGalacOH) 2
	-phényl) 15,20 di (phényl) porphyrine	T3 (5-10)
30	méso-5,10,15tri(para-2,3,4,6-	TPP (pOGalacOAc) 3
	tétraacétyl - β- D -galactosyl-phényl)	(5002200110/3
ĺ	20 mono (phényl) porphyrine	
31	méso-5,10,15tri (para- β- D -	TPP (pOGalacOH) 3
	galactosyl-phényl) 20 mono (phényl)	1, 1, 1, 1, 1, 1, 1, 1, 1, 1, 1, 1, 1, 1
	porphyrine	
32	méso-5,10,15tri(para-2,3,4,6-	TPP (pOGluOAc) 3-
	tétraacétyl - β- D - glucosyl-phényl)	(C <sub>11</sub> )
	20 mono (undécanyl) porphyrine	
33	méso-5,10,15-tri(para - β- D -	TPP (pOGluOH) 3-
i	glucosyl-phényl) 20 mono (undécanyl)	(C <sub>11</sub> )
	porphyrine	
34	méso-5,15 di (para-2,3,4,6-tétraacétyl	TPP (pOGluOAc) 2-
	$-\beta$ - D - glucosyl-phényl) 10,20	$(C_{11})_2 T_2(5-15)$
	di (undécanyl) porphyrine	
35	méso-5,15 di(para - β- D - glucosyl	TPP (pOGluOH) 2-
- 1	-phényl) 10,20 di (undécanyl)	(C <sub>11</sub> ) <sub>2</sub>
- 1	porphyrine (andecanyl)	T <sub>2</sub> (5-15)
36	méso-5,10 di (para-2,3,4,6-tétraacétyl-	TPP (pOGluOAc) 2
	$\beta$ - D - glucosyl-phényl) 15,20	$-(C_{11})_2 T_2(5-10)$
İ	di (undécanyl) porphyrine	_
37		TPP (pOGluOH) 2
ŀ	-phényl) 15,20 di (undécanyl)	$-(C_{11})_2 T_2(5-10)$
1	porphyrine	*

38	méso-5, mono (para-2,3,6-2',3'4',6'-	TPP (pOMaltOAc)
1	heptaacétyl - $\beta$ - D - maltosyl-phényl)	-(C <sub>11</sub> )3
	10,15,20 tri (undécanyl) porphyrine	
39	méso-5, mono (para-β-D-maltosyl-phényl)	TPP (pOMaltOH)
	10,15,20 tri (undécanyl) porphyrine	-(C <sub>11</sub> )3
40	méso-5,15 di (para-2,3,6-2',3'4',6'-	TPP (pOMaltOAc) 2
	heptaacétyl - $\beta$ - D - maltosyl-phényl)	$-(C_{11})_2 T_2(5-15)$
<u></u>	10,20 di (undécanyl) porphyrine	
41	méso-5,15 di(para - β- D - maltosyl	TPP(pOMaltOH)2
i	-phényl) 10,20 di (undécanyl)	$-(C_{11})_2 T_2(5-15)$
<u></u>	porphyrine	
42	méso-5,10 di (para-2,3,6-2',3'4',6'	TPP (pOMaltOAc) 2
	-heptaacétyl- $\beta$ - D - maltosyl-phényl)	$-(C_{11})_2 T_2(5-10)$
12	15,20 di (undécanyl) porphyrine	
43	méso-5,10 di(para - β- D - maltosyl	TPP (pOMaltOH) 2
L	-phényl) 15,20 di (undécanyl) porphyrine	-(C <sub>11</sub> ) <sub>2</sub> T <sub>2</sub> (5-10)
44	méso-5,10,15 tri (para-2,3,6-2',3'4',6'-	TPP (pOMaltOAc) 3
	heptaacétyl - $\beta$ - D - maltosyl-phényl)	-(C <sub>11</sub> )
45	20 mono (undécanyl) porphyrine	mpp (=OM=1+OM) a
45	méso-5,10,15tri(para - $\beta$ - D -maltosyl	TPP(pOMaltOH)3 -(C11)
1.5	-phényl) 20 mono (undécanyl) porphyrine	
46	méso-5 mono(para-2,3,4,6-tétraacétyl	TPP (pOGluOAc)
	$-\beta$ - D -glucosyl-phényl) 10,15,20 tri	- (C4) 3
47	(butanyl) porphyrine	TPP (pOGluOH)
44 /	méso-5 mono (para - $\beta$ - D - glucosyl-	- (C4) 3
	phényl) 10,15,20 tri (butanyl) porphyrine	(04,)
48	méso-5,15 di (para-2,3,4,6-tétraacétyl	TPP (pOGluOAc) 2
	$-\beta$ - D - glucosyl-phényl) 10,20 di	-(C4)2 T2(5-15)
	(butanyl) porphyrine	
49	méso-5,15 di (para - $\beta$ - D - glucosyl-	TPP (pOGluOH) 2
	phényl) 10,20 di (butanyl) porphyrine	-(C4)2 T2(5-15)
50	méso-5,10 di (para-2,3,4,6-tétraacétyl	TPP (pOGluOAc) 2
l	$-\beta$ - D - glucosyl-phényl) 15,20 di	-(C4)2 T3(5-10)
ļ	(butanyl) porphyrine	
51	méso-5,10 di (para - $\beta$ - D - glucosyl-	TPP (pOGluOH) 2
1	phényl) 15,20 di (butanyl) porphyrine	-(C <sub>4</sub> ) <sub>2</sub>
		T3 (5-10)
52		TPP (pOGluOAc) 3
ļ	tétraacétyl - $\beta$ - D - glucosyl-phényl)	- (C4)
-	20 mono (butanyl) porphyrine	TDD />001011 -
53	méso-5,10,15 tri (para - β- D -	TPP (pOGluOH) 3 - (C4)
	glucosyl-phényl) 20 mono (butanyl)	(04)
	porphyrine	

54	méso-5,10,15 tri (para-2,3,4,6-tétraacétyl - $\beta$ - D - glucosyl-phényl) 20 mono (2,3,4,5,6 pentafluorophényl) porphyrine	
55	méso-5,10,15 tri (para - β- D - glucosyl-phényl) 20 mono (2,3,4,5,6 pentafluorophényl) porphyrine	TPP (pOGluOH) 3 - (C6F5)
56	dérivés d'hématoporphyrine témoins	HPD

Les dérivés de l'invention méso-di ou tritriglycosilés présentent un caractère amphiphile marqué, que l'on rencontre dans très peu des photosensibilisateurs utilisés en médecine tumorale.

En outre, contrairement aux produits déjà utilisés chez l'homme, tels que ceux connus sous les marques PhotofrinII, Photofrin, Photosan, Photocarcinorine, les dérivés de porphyrines de l'invention sont des composés chimiquement purs dont la structure a été parfaitement caractérisée par différentes techniques physiques, telles que les spectroscopies ultraviolet-visible et de florescence et la résonance magnétique nucléaire.

Caractéristiques physiques des composés du tableau 1 : Microanalyse et Spectres de Résonance Magnétique Nucléaire (RMN)

- Para-(2,3,4,6-tétra-acétyl-

20  $\beta$ -D-glucopyranosyloxy) - benzaldéhyde, (1).

Anal. Calc pour  $C_{21}H_{24}O_{11}$ : C, 55.75; H, 5.35 % Trouvée: C, 55.52; H, 5.48.

lh RMN (CDCl3):  $\delta$ (ppm) 9.93 s (1H CHO), 7.84 d (2H ortho-phényl), 7.10 d (2H méta-phényl), 5.26 m (5H "ose"), 4.21 m (2H "ose"), 2.05 s (12H acétyl).

- Para-(2,3,4,6-tétra-acétyl-B-D-galactopyranosyloxy)-benzaldéhyde, (2).

Anal. Calc pour  $C_{21}H_{24}O_{11}$ : C, 55.75; H, 5.35 % Trouvée: C, 56.02; H, 5.41.

 $^{1}$ H RMN (CDCl<sub>3</sub>):  $\delta$ (ppm) 9.89 s (1H CHO), 7.82 d (2H ortho-phényl), 7.10 d (2H méta-phényl), 5.47 m (2H "ose"), 5,13 m (2H "ose"), 4.14 m (3H "ose"), 2.15 s, 2,03 s, 2,00 s (12H acétyl).

# - Para-(2,3,6-2',3',4',6'-4'

Anal. Calc pour  $C_{33}H_{40}O_{18}$ ,  $2H_{2}O$ : C, 52.11; H, 10 5.83 %. Trouvée: C, 51.73; H, 5.50.

<sup>1</sup>H RMN (CDCl<sub>3</sub>)  $\delta$ (ppm) 10.30 s (1H, CHO), 7.84 dd (1H ortho phényl), 7.56 dd (1H ortho-phényl), 7.15 dd (2H méta-phényl), 6.60 s (1H "ose"), 5.33 m (1H "ose"), 5.09 t (1H "ose"), 4.89 t (1H "ose"), 4.81 m (1H "ose"), 4.20 m (1H "ose"), 2.10 s (3H acétyl), 2.08 s (3H acétyl), 2.07 s (3H acétyl), 2.06 s (3H acétyl), 2.04 s (3H acétyl), 2.03 s (3H acétyl), 2.01 s (3H acétyl).

# - <u>Méso-5,10,15,20 tétrakis</u> (para-2,3,4,6-tétraacétyl-β-D-glucosyloxy-phényl) porphyrine, (14).

Anal. Calc pour  $C_{100}H_{102}N_4O_{40}$ : C, 60.06; H,5.14; N,2.80 % Trouvée C, 60.06; H,5.00; N,2.75.

 $^{1}$ H RMN (CDCl3):  $\delta$ (ppm) 8.86 s (8H pyr), 8.14

d (8H ortho-phényl), 7.40 d (8H méta-phényl), 5.47 m (12H  $_{1}$ ,  $_{1}$ ,  $_{2}$ ,  $_{3}$  "ose"), 5.33 m (4H  $_{4}$  "ose"), 4.43, 4.32 d m (8H  $_{6}$  "ose"), 4.07 d (4H  $_{5}$  "ose"), 2.23, 2.14, 2.13, 2.12 s (48H acétyl), -2.79 s (2H  $_{1}$ NH).

# - Méso-5,10,15,20 tétrakis (para- $\beta$ -D-glucosyloxy-phényl) porphyrine, (15).

Anal. Calc pour  $C_{68}H_{68}N_4O_{24}$ ,  $3H_2O$ : C,59.16; H, 5.36; N,4.05.% Trouvée C,58.97; H,5.46; N,4.05.  $^1H$  RMN (pyridine d5):  $\delta$ (ppm) 9.04 s (8H pyr), 8.27 d (8H ortho-phényl), 7.81 d (8H méta-phényl), 7.98 (4H,

OH "ose"), 7.50 (4H, OH "ose"), 6.90 (4H, OH "ose"), 6.01 d 35 (4H,  $H_1$  "ose", J=8 Hz), 4.74 m, 4.54 m, (8H,  $H_6$  "ose"), 4.50

15

20

m (4H,  $H_2$  "ose", 4H,  $H_3$  "ose", 4H,  $H_4$  "ose"), 4.35 m (4H,  $H_5$  "ose"), -2.37 s (2H, NH).

- Méso-5,10,15,20 tétrakis (méta-2,3,4,6-tétraacétyl-β-D-glucosyloxy-phényl) porphyrine, (16).

Anal. Calc pour  $C_{100}H_{102}N_4O_{40}$ : C,60.06; H,5.14; N,2.80 % Trouvée C, 60.06; H,5.00; N,2.75.

 $^{1}$ H RMN (CDCl<sub>3</sub>):  $\delta$ (ppm) 8.66 s (8H, pyr), 7.86 m (8H, phényl), 7.67 m (4H, phényl), 7.42 m (4H, phényl), 5.99 m (12H, H<sub>2</sub>, H<sub>4</sub>, H<sub>1</sub> "ose"), 5.18 dd (4H, H<sub>3</sub> "ose"), 4.17 et 4.07 d m (8H, H<sub>6</sub> "ose"), 4.83 M (4H, H<sub>5</sub> "ose"), 2.06, 2.04, 1.98, 1.96 s (48H ,acétyl), -2.90 s (2H, NH).

- <u>Méso-5.10.15.20 tétrakis</u> (<u>méta-β-D-glucosyloxy-phényl</u>) porphyrine, (17).

15 Anal. Calc pour  $C_{68}H_{68}N_4O_{24}$ ,  $3H_2O$ : C,59.16; H, 5.36; N,4.05.% Trouvée C,58.97; H,5.46; N,4.05.

 $^{1}$ H RMN (pyridine d<sub>5</sub>): δ(ppm) 9.02 d (8H, pyr), 8.36 d (8H, phényl), 7.87 d (8H, phényl), 7.98 m (4H, OH "ose"), 7.44 m (4H, OH "ose"), 7.36 m (4H, OH "ose"), 6.70 (4H, OH "ose"), 6.02 d (4H, H<sub>1</sub> "ose", J = 8 Hz), 4.44 m, (20H,

20 (4H, OH "ose"), 6.02 d (4H,  $H_1$  "ose", J = 8 Hz), 4.44 m, (20H,  $H_6$ ,  $H_2$ ,  $H_3$ ,  $H_4$  "ose"), 4.16 m (4H,  $H_5$  "ose"), -2.59 s (2H, NH). - Méso-5.10.15,20 tétrakis

(para-2, 3, 4, 6-tétraacétyl- $\beta$ -D-galactosyloxy-phényl) porphyrine, (18),

Anal. Calc pour  $C_{100}H_{102}N_4O_{40}$ : C,60.06; H,5.14; N,2.80 % Trouvée C,59.75 ; H,5.37 ; N,2.76.

<sup>1</sup>H RMN (CDCl<sub>3</sub>):  $\delta$ (ppm) 8.85 s (8H, pyr), 8.13 d (8H, ortho-phényl), 7.39 d (8H, méta-phényl), 5.70 dd (4H, H<sub>2</sub> "ose"), 5.57 dd (4H, H<sub>4</sub> "ose"), 5.42 d (4H, H<sub>1</sub> "ose", J=8 Hz), 5.24 dd (4H, H<sub>3</sub> "ose"), 4.35 d m (8H, H<sub>6</sub> "ose"), 4.25 t (4H, H<sub>5</sub> "ose"), 2.26, 2.23, 2.08, 2.07 s (48H, acétyl), -2.81 s (2H, NH).

- <u>Méso-5,10,15,20 tétrakis</u> (para-β-D-galactosyloxy-phényl) porphyrine, (19).

30

5

Anal. Calc pour C68H68N4O24,6H2O: C,56.98; H, 5.63; N,3.91.% Trouvée C,57.07; H,5.56; N,3.89.

<sup>1</sup>H RMN (pyridine d<sub>5</sub>):  $\delta$ (ppm) 9.00 s (8H, pyr); 8.23 d, (8H, ortho-phényl), 7.79 d (8H, méta-phényl), 7.80 s (4H, OH H<sub>2</sub> "ose"), 7.12 d (4H, OH H<sub>3</sub> "ose"), 6.92 t (4H, OH H<sub>6</sub> "ose"), 6.74 d (4H, OH H<sub>4</sub> "ose"), 5.92 d (4H, H<sub>1</sub> "ose", J = 8 Hz), 4.99 m (4H, H<sub>2</sub> "ose"), 4.74 m (4H, H "ose"), 4.64 m (8H, H<sub>3</sub> et H<sub>5</sub> "ose"), 4.60 m (8H, H<sub>6</sub> "ose"), -2.40 s (2H, NH).

- Méso-5.10 di (para-2,3,4,6tétraacétyl-β-D-glucosyloxy-phényl) 15,20 di (phényl) porphyrine, (20).

Anal. Calc pour C72H66N4O20,1 H2O: C,65.25; H,5.17; N,4.23 % Trouvée C, 65.54; H, 5.17; N, 3.87.

lh RMN (CDCl<sub>3</sub>):  $\delta$ (ppm) 8.85 s (8H, pyr), 8.15 d (4H, ortho-phényl "ose"), 7.39 d (4H, méta-phényl "ose"), 8.22 d (2H, para-phényl), 7.78 m (4H, méta-phényl), 5.48 m (6H, H<sub>1</sub>, H<sub>2</sub>, H<sub>3</sub> "ose"), 5.33 m (2H H<sub>4</sub> "ose"), 4.40 dd et 4.31 dd (4H, H<sub>6</sub> "ose"), 4.07 m (2H, H "ose"), 2.23 s, 2.14 s, 2.13 s (24H, acétyl), -2.75 s (2H, NH).

- Méso-5,10 di (para- $\beta$ -D-glucosyloxy-phényl) 15,20 di (phényl) porphyrine, (21).

Anal. Calc pour C56H50N4O12,13H2O: C,55.76; H, 6.3; N,4.64 % Trouvée C,55.76; H,5.16; N,3.84.

- Méso-5,15 di (para-2,3,4,6-tétraacétyl- $\beta$ -D-glucosyloxy-phényl) 10,20 di (phényl) porphyrine, (22),

Anal. Calc pour C72H66N4O20: C,66.15; H,5.09; N,4.29 % Trouvée C, 60.15; H, 4.93; N, 2.72.

 $^{1}$ H RMN (CDCl<sub>3</sub>):  $\delta$ (ppm) 8.86 d (8H, pyr), 8.12 d (4H, ortho-phényl), 7.39 d (4H, méta-phényl), 8.59 m (4H, ortho-phényl), 8.22 d (2H para-phényl), 7.78 m (4H méta-phényl), 5.48 m (6H, H<sub>1</sub>, H<sub>2</sub>, H<sub>3</sub> "ose"), 5.33 m (2H, H<sub>4</sub> "ose"), 4.44 dd et 4.31 dd (4H, H<sub>6</sub> "ose"), 4.07 m (2H, H<sub>5</sub> "ose"), 2.23 s, 2.06 m (24H, acétyl), -2.78 s (2H, NH).

- Méso-5.15 di (para- $\beta$ -D-

10 glucosyloxy-phényl) 10.20 di (phényl) porphyrine, (23).

Anal. Calc pour  $C_{56}H_{50}N_4O_{12}$ ,  $4H_2O$ : C, 64.44; H, 5.56; N, 5.37.% Trouvée C, 64.93; H, 5.0; N, 5.32.

<sup>1</sup>H RMN (pyridine  $d_5$ ):  $\delta$ (ppm) 9.07 s, 9.04 s,

- 9.02 s, 9.01 s (8H pyr), 8.34 m (8H, phényl), 8.27 m (2H, phényl), 7.99 broad (2H, OH  $H_3$  "ose"), 7.82 m (8H, phényl), 7.58 large (2H, OH  $H_4$  "ose"), 6.91 t (2H, OH  $H_6$  "ose"), 6.02 d (2H,  $H_1$  "ose" J=8 Hz), 4.70 m (2H,  $H_6$  "ose"), 4.52 m (8H,  $H_2$ ,  $H_3$ ,  $H_4$ ,  $H_6$  "ose"); 4.36 m (2H,  $H_5$  "ose"), -2.38 s (2H, NH).
  - Méso-5,10,15 tri (para-
- 20 2.3.4.6-tétraacétyl-β-D-glucosyloxy-phényl) 20 mono (phényl) porphyrine, (24).

Anal. Calc pour  $C_{88}H_{84}N_{4}O_{30}$ : C,63.00; H,5.05; N,3.34 %.Trouvée C, 65.32; H, 5.13; N, 3.92.

<sup>1</sup>H RMN (CDCl<sub>3</sub>):  $\delta(ppm)$  8.87 s (8H, pyr), 8.15

- 25 d (6H, ortho-phényl "ose"), 7.40 d (6H, méta-phényl "ose"),
  8.53 m (2H, ortho-phényl), 8.22 d (1H, para-phényl), 7.78 m
  (2H, méta -phényl), 5.48 m (9H, H<sub>1</sub>, H<sub>2</sub>, H<sub>3</sub> "oses"), 5.33 d (3H,
  H<sub>4</sub> "ose"); 4.44 dd et 4.33 dd (6H, H<sub>6</sub> "ose"), 4.07 m (3H, H<sub>5</sub>
  "ose"), 2.23 s, 2.11 m (36H, acétyl), -2.78 s (2H, NH).
- $\underline{\text{Méso-5.10.15 tri (para-}\beta-D-} \\ \underline{\text{glucosyloxy-phényl) 20 mono (phényl) porphyrine: (25)}}.$

Anal. Calc pour  $C_{62}H_{59}N_4O_{18}$ : C,53.99; H, 5.14; N,4.88.% Trouvée C,49.89; H,4.55; N,3.43.

<sup>1</sup>H RMN (pyridine d<sub>5</sub>):  $\delta$ (ppm) 9.05 s, 9.02 s,

35 9.01 s, 8.99 s (8H, pyr), 8.35 m (8H, phényl), 7.95 large

(3H, OH H<sub>3</sub> "ose"), 7.81 m (8H, phényl), 7.54 (3H, OH H<sub>2</sub>"ose"), 7.47 large (3H, OH H<sub>3</sub> "ose"), 6.87 t (3H, OH H<sub>6</sub> "ose"), 6.01 d (3H, H<sub>1</sub> "ose", J = 8 Hz), 4.68, 4.49 m (6H, H<sub>6</sub> "ose"), 4.53 m (3H, H<sub>2</sub>, H<sub>3</sub>, H<sub>4</sub> "ose"), 4.36 m (3H, H<sub>5</sub> "ose"), -2.37 s (2H, NH).

- <u>Méso-5.10.15.20 tétrakis</u> (para-2.3.6-2'.3'.4'.6'-hepta-acétyl-β-D-maltosyloxy-phényl) porphyrine, (26).

Anal. Calc pour  $C_{148}H_{166}N_4O_{72}$ : C, 56.38; H, 5.31 N, 1.78 %. Trouvée C, 55.95; H, 5.32; N, 1.61.

<sup>1</sup>H RMN (CDCl<sub>3</sub>)  $\delta$ (ppm) 8.84 s (8H, pyr), 8.13 d (8H, ortho-phényl, J = 8 Hz), 7.37 d (8H, méta-phényl, J = 8 Hz), 5.46 m, 5.10 m, 4.62 m, 4.25 m, 4.14 m (56H, "ose"), 2.2 à 2.0 (84H acétyl), -2.79 s (2H, NH).

- Méso-5,10,15,20 tétrakis (para-β-D-maltosyloxy-phényl) porphyrine, (27).

Anal. Calc pour  $C_{92}H_{108}N_4O_{44}$ ,  $7CH_2ClCH_2Cl$ : C, 47.75; H, 5.14; N, 2.10 %. Trouvée C, 45.85; H, 4.73; N, 2.14.

20  $^{1}$ H RMN (Pyridine d<sub>5</sub>)  $\delta$ (ppm)

- Méso-5,10 di (para-2,3,4,6-tétraacétyl- $\beta$ -D-galacto-syloxy-phényl) 15,20 di (phényl) porphyrine, (28).

Anal. Calc pour C72H66N4O20, 2H2O: C,64.38;

25 H,5.25; N,4.17 % Trouvée C,64.83; H,5.18; N,3.97.

 $^{1} H \ RMN \ (CDCl_{3}): \ \delta(ppm) \ 8.84 \ s \ (8H, \ pyr) \,, \ 8.21$  t (4H, phényl), 8.14 d (4H, phényl "ose"), 7.77 m (6H, phényl), 7.37 d (4H, phényl "ose"), 5.70 q (2H,  $H_{2}$  "ose"), 5.61 d (2H,  $H_{4}$  "ose"), 5.41 d (2H,  $H_{1}$  "ose", J=8 Hz), 5.27 q (2H,  $H_{3}$  "ose"), 4.33 m (4H,  $H_{6}$  "ose", 2H,  $H_{5}$  "ose"), 2.26 s,

30 (2H,  $H_3$  "ose"), 4.33 m (4H,  $H_6$  "ose", 2H,  $H_5$  "ose"), 2.26 s, 2.23 s, 2.08 s, 2.07 s (24H, acétyl), -2.79 s (2H, NH).

- <u>Méso-5,10,15 tri (para-2,3,4,6-tétraacétyl-β-D-galacto-syloxy-phényl) 20 mono (phényl) porphyrine, (30)</u>.

Anal. Calc pour  $C_{88}H_{84}N_4O_{30}$ ,  $3H_2O$ : C, 61.04; H, 5.24; N, 3.24 %. Trouvée C, 60.87; H, 5.18; N, 3.19.

<sup>1</sup>H RMN (CDCl<sub>3</sub>):  $\delta$ (ppm) 8.85 s, 8.84 s (8H, pyr), 8.22 m (2H, phényl), 8.20 d (6H, phényl "ose"), 7.78 m (3H, phényl), 7.43 d (6H, phényl "ose"), 5.72 q (3H, H<sub>2</sub> "ose"), 5.58 d (3H, H<sub>4</sub> "ose"), 5.44 d (3H, H<sub>1</sub> "ose", J = 8 Hz), 5.29 q (3H, H<sub>3</sub> "ose"), 4.33 m (6H, H<sub>6</sub> "ose", 3H, H<sub>5</sub> "ose"), 2.29 s, 2.28 s, 2.5 s, 2.24 s, 2.19 s, 2.14 s, 2.13 s, 2.12 s, 2.11 s (36H, acétyl), -2.77 s (2H, NH)

- Méso-5,10,15 tri (para-β-D-galactosyloxy-phényl)-20 mono (phényl) porphyrine, (31).

9.01 s (8H, pyr), 8.34 m (2H, phényl), 8.24 dd (6H, phényl "ose"), 7.78 dd (6H, phényl "ose"), 7.76 large (3H, OH H<sub>2</sub> "ose"), ? m (3H, phényl), 7.16 (3H, OH H<sub>5</sub> "ose"), 6.91 large (3H, OH H<sub>6</sub> "ose"), 6.74 large (3H, OH H<sub>4</sub> "ose"), 5.96 d (3H, H<sub>1</sub> "ose", J = 8Hz), 4.75 m (3H, H<sub>2</sub> "ose"), 4.59 m (3H, H<sub>4</sub> 20 "ose"), 4.47 m (9H, H<sub>6</sub> H<sub>5</sub>, H<sub>3</sub> "ose"), -2.40 s (2H, NH).

- Méso-5,10,20 tri (para-2,3,4,6-tétraacétyl- $\beta$ -D-gluco-syloxy-phényl) 20 mono (undecanyl) porphyrine, (32)

Anal. Calc pour C<sub>91</sub>H<sub>102</sub>N<sub>4</sub>O<sub>30</sub>: C, 63.11; H,

25 5.94, N3.24 % Trouvée: C, 68.69; H, 7.96, N, 3.84.

 $^{1}$ H RMN (CDCl<sub>3</sub>):  $\delta$ (ppm) 9.48 d (2H, pyr, J=5 Hz), 8.90 d (2H, pyr, J=5 Hz), 8.78 s (4H, pyr), 8.10 d (6H, phényl, J=8 Hz), 7.37 d (6H, phényl, J=8 Hz), 5.47 m (9H, H<sub>1</sub>, H<sub>2</sub>, H<sub>3</sub> "ose"), 5.32 q (3H, H<sub>4</sub> "ose"), 4.95 t (2H,

30  $\text{CH}_2\alpha$ ), 4.37 m (6H, H<sub>6</sub> "ose"), 4.06 m (3H, H<sub>5</sub> "ose"), 2.50 m (2H, CH<sub>2</sub> $\beta$ ), 2.23 s, 2.20 s, 2.12 s, 2.10 s, (36H, acétyl), 1.80 q (6H, CH<sub>2</sub> $\gamma$ ), 1.24 large (14H, CH<sub>2</sub>), 0.85 t (3H, CH<sub>3</sub>), -2.72 s (2H, NH).

- Méso-5,10,15 tri (para-β-D-

35 glucosyloxy-phényl) 20 mono (undecanyl) porphyrine, (33).

Anal. Calc pour  $C_{67}H_{78}N_4O_{18}$ : C, 65.57; H, 6.41; N, 4.56 % Trouvée: C, 65.20; H, 6.61; N, 4.17.  $^{1}H$  RMN (pyridine d5):  $\delta$ (ppm) 9.84 d (2H, pyr,

J=5 Hz), 9.07 d (2H, pyr, J=5 Hz), 8.99 s (4H, pyr), 8.22 d (6H, phényl, J=8 Hz), 7.96 m (3H, OH), 7.79 d (6H, phényl, J=8 Hz), 7.77 m (3H, OH), 7.54 m (3H, OH), 6.85 m (3H, OH), 5.60 m (3H, H<sub>1</sub> "ose"), 4.67 m (H, "ose"), 4.53 m (H, "ose"), 4.34 m (H, "ose"), 2.62 m (2H, CH<sub>2</sub> $\beta$ ), 1.80 m (2H, CH<sub>2</sub> $\gamma$ ), 1.48 m (2H, CH<sub>2</sub> $\delta$ ), 1.24 m, 1.15 m (12H CH<sub>2</sub>), 0.79 t (3H, CH<sub>3</sub>), -2.29 s (2H, NH).

- Méso-5,15 di (para-2,3,4,6-tétraacétyl- $\beta$ -D-glucosyloxy-phényl) 10,20 di (undecanyl) porphyrine, (34),

Anal. Calc pour  $C_{82}H_{102}N_4O_{20}$ : C, 67.29; H,

15 7.02; N, 3.83 % Trouvée: C, 66.23; H, 8.31; N, 4.04.

 $^{1}$ H RMN (CDCl<sub>3</sub>):  $\delta$ (ppm) 9.41 d (4H pyr, J = 5 Hz), 8.85 d (4H pyr, J = 5 Hz), 8.10 d (4H phényl, J = 8 Hz),

7.37 d (4H phényl, J=8 Hz), 5.47 m (6H H<sub>1</sub>, H<sub>2</sub>, H<sub>3</sub> "ose"), 5.21 q (2H, H<sub>4</sub> "ose"), 4.95 t (4H, CH<sub>2</sub> $\alpha$ ), 4.37 m (2H, H<sub>6</sub>

% "ose"), 4.06 m (2H, H<sub>5</sub> "ose"), 2.50 m (4H, CH<sub>2</sub> $\beta$ ), 2.23 s, 2.13 s, 2.11 s, 2.10 s, (24H, acétyl), 1.77 q (4H, CH<sub>2</sub> $\gamma$ ), 1.24 large (28H, CH<sub>2</sub>), 0.85 t (6H, CH<sub>3</sub>), -2.72 s (2H, NH).

- <u>Méso-5.15 di (para-β-D-</u>

glucosyloxy-phényl) 10,20 di (undecanyl) porphyrine, (35).

25 Anal. Calc pour  $C_{66}H_{86}N_4O_{12}$ : C, 70.31; H, 7.69 ; N, 4.97 % Trouvée: C, 71.21; H, 7.12 ; N, 4.39.  $^{1}H$  RMN (pyridine d):  $\delta$ (ppm)

- Méso-5,10 di  $\{para-2,3,4,6-tétraacétyl-\beta-D-glucosyloxy-phényl\}$  15,20 di  $\{undecanyl\}$  porphyrine, (36),

Anal. Calc pour  $C_{82}H_{102}N_4O_{20}$ : C, 67.29; H, 7.02; N,3.83 % Trouvée: C, 66.87; H, 7.45; N,4.33.

 $^{1}$ H RMN (CDCl<sub>3</sub>):  $\delta$ (ppm) 9.54 s (2H, pyr), 9.41 d (2H, pyr, J=5 Hz), 8.81 d (2H, pyr, J=5 Hz), 8.70 s (2H, pyr), 8.05 d (4H, phényl, J=8 Hz), 7.33 d (4H, phényl,

30

35

J=8 Hz), 5.43 d (6H, H<sub>1</sub>, H<sub>2</sub>, H<sub>3</sub> "ose"), 5.27 q (2H, H<sub>4</sub> "ose"), 4.35 t (4H, CH<sub>2</sub> $\alpha$ ), 4.38 dt (2H, H<sub>6</sub> "ose"), 4.29 dt (2H, H<sub>6</sub> "ose"), 4.03 m (2H, H<sub>5</sub> "ose"), 2.52 m (4H, CH<sub>2</sub> $\beta$ ), 2.19 s (6H, acétyl), 2.08 s (24H, acétyl), 1.77 q (4H, CH<sub>2</sub> $\gamma$ ),

1.23 large (28H, CH<sub>2</sub>), 0.83 t (6H, CH<sub>3</sub>), -2.74 s (2H, NH). - Méso-5,10 di (para- $\beta$ -D-

glucosyloxyphényl) 15,20 di (undecanyl) porphyrine, (37).

Anal. Calc pour  $C_{66}H_{86}N_4O_{12}$ : C, 70.31; H, 7.69; N, 4.97 % Trouvée: C, 69.87; H, 7.29; N, 5.27.

- Méso-5.15 di (para-2,3,4,6-tétraacétyl- $\beta$ -D-maltosyloxy-phényl) 10,20 di (undécanyl) porphyrine, (40),

Anal. Calc pour  $C_{106}H_{134}N_4O_{50}$ : C, 56.23; H, 15 5.97; N;2.47 % Trouvée: C, 55.98; H, 5.38; N;2.75.  $^{1}H$  RMN (CDCl3):  $\delta$ (ppm)

- Méso-5.15 di (para- $\beta$ -D-maltosyloxy-phényl) 10.20 di (undecanyl) porphyrine, (41).

Anal. Calc pour C<sub>78</sub>H<sub>106</sub>N<sub>4</sub>O<sub>22</sub>: C, 64.56; H,

- Méso-5.10 di (para-2.3.4.6tétraacétyl-β-D-maltosyloxy-phényl) 15,20 di (undécanyl) porphyrine, (42).

25 Anal. Calc pour  $C_{106}H_{134}N_4O_{50}$ : C, 56.23; H, 5.97; N;2.47 % Trouvée: C, 55.98; H, 5.32; N;3.05.  $^{1}H$  RMN (CDCl3):  $\delta(ppm)$ 

- Méso-5,10 di (para-β-D-maltosyloxy-phényl) 15,20 di (undecanyl) porphyrine, (43).

Anal. Calc pour  $C_{78}H_{106}N_4O_{22}$ ,  $2H_2O$ : C, 62.97; H, 7.45; N, 3.77 % Trouvée: C, 62.57; H, 7.96; N, 3.27.  $^{1}H$  RMN (pyridine d):  $\delta$ (ppm)

#### - <u>Méso-5,10,15 tri (para-</u>

2,3,4,6-tétraacétyl-β-D-malto-syloxy-phényl) 20 mono (undécanyl) porphyrine, (44).

Anal. Calc pour C<sub>127</sub>H<sub>150</sub>N<sub>4</sub>O<sub>75</sub>, 3H<sub>2</sub>O: C, 51.07;

H, 5.26; N;1.88 % Trouvée: C, 51.37; H, 4.98; N;1.76.

 $^{1}$ H RMN (CDCl<sub>3</sub>): δ(ppm) 9.47 d (2H, pyr J = 5Hz), 8.90 d (2H, pyr, J = 5 Hz), 8.78 s (4H, pyr), 8.12 d (4H, pyr, J = 5 Hz), 8.09 d (2H, phényl, J = 8 Hz), 7.37 d(4H, phényl, J = 8 Hz), 7.35 d (2H, phényl, J = 8 Hz), 5.47 m (H, "ose"), 5.33 m (H, "ose"), 5.0 m (H, "ose" + 6H,  $CH_2\alpha$ ), 4.33 m (H, "ose"), 2.54 m (2H, CH2 $\beta$ ), 2.20 s, 2.18 s, 2.16 s, 2.15 s, 2.14 s, 2.13 s, 2.11 s, 2.10 s, 2.04 s, 2.02 s (63H, acétyl); 1.80 q (2H,  $CH_2\gamma$ ), 1.24 large (14H,  $CH_2$ ), 0.86 m (3H,  $CH_3$ ), -2.76 s (2H, NH).

- <u>Méso-5,10,15</u>, tri (para-β-15 D-maltosyloxyphényl) 20 mono (undecanyl) porphyrine, (45). Anal. Calc pour  $C_{85}H_{108}N_4O_{33}$ : C, 59.57; H,

6.35; N, 3.27 % Trouvée: C, 60.32; H, 6.07; N, 3.55. <sup>1</sup>H RMN (pyridine d):  $\delta$ (ppm)

- Méso-5,10,di (para-2,3,4,6-20 tétraacétyl-B-D-glucosyloxy-phényl) 15,20 di (butyl) porphyrine, (48),

Anal. Calc pour C<sub>68</sub>H<sub>74</sub>N<sub>4</sub>O<sub>20</sub>, 2H<sub>2</sub>O: C, 62.66; H, 6.03; N,4.30 % Trouvée: C, 62.12; H, 6.34; N,4.08.

<sup>1</sup>H RMN (CDCl<sub>3</sub>):  $\delta$ (ppm) 9.42 d (4H, pyr, J = 525 Hz), 8.84 d (4H, pyr, J = 5 Hz), 8.10 d (4H, phényl, J = 8Hz), 7.37 d (4H, phényl, J = 8 Hz), 5.48 d (2H, H<sub>1</sub> "ose" J =8 Hz), 5.47 m (4H,  $H_2$ ,  $H_3$  "ose"), 5.30 m (2H,  $H_4$  "ose"), 4.96 t (4H,  $CH_2\alpha$ ), 4.45 dd (2H,  $H_6$  "ose"), 4.28 dd (2H,  $H_6$  "ose"), 4.06 m (2H,  $H_5$  "ose"), 2.49 m (4H,  $CH_2\beta$ ), 2.23 s, 2.13 s, 30 2.11 s, 2.10 s (24H, acétyl), 1.78 m (4H,  $CH_2\gamma$ ), 1.10 t (6H,  $CH_3$ ), -2.72 s (2H, NH).

Méso-5,15 di (para- $\beta$ -Dglucosyloxy-phényl) 10,20 di (butyl) porphyrine, (49).

Anal. Calc pour  $C_{44}H_{43}N_4O_6$ : C, 73.0; H; 5.99; N, 7.74 % Trouvée: C, 72.32; H; 5.34; N, 7.19.  $^{1}H$  RMN (pyridine d9:  $\delta$ (ppm)

- Méso-5,10,di (para-2,3,4,6-

5 <u>tétraacétyl-β-D-glucosyloxy-phényl</u>) 15,20 di (butyl) porphyrine, (50),

Anal. Calc pour  $C_{68}H_{74}N_4O_{20}$ : C, 64.45; H, 5.89; N,4.42 % Trouvée: C, 63.68; H, 5.73; N, 4.39.

<sup>1</sup>H RMN (CDCl<sub>3</sub>):  $\delta$ (ppm) 9.57 s (2H, pyr), 9.44

- 10 d (2H, pyr, J = 5 Hz), 8.84 d (2H, pyr, J = 5 Hz), 8.72 s (2H, pyr), 8.08 d (4H, phényl, J = 8 Hz), 7.35 d (4H, phényl, J = 8 Hz), 5.47 d (2H,  $H_1$  "ose" J = 8 Hz), 5.47 m (4H,  $H_2$ ,  $H_3$  "ose"), 5.32 m (2H,  $H_4$  "ose"), 4.99 t (4H,  $CH_2\alpha$ ), 4.41 dd (2H,  $H_6$  "ose"), 4.28 dd (2H,  $H_6$  "ose"), 4.05 m (2H,  $H_5$  "ose"), 2.54 m (4H,  $CH_2\beta$ ), 2.21 s, 2.11 s, 2.10 s, 2.09 s (24H, acétyl), 1.83 m (4H,  $CH_2\gamma$ ), 1.14 t (6H,  $CH_3$ ), -2.72 s
  - Méso-5.10 di (para- $\beta$ -D-glucosyloxy-phényl) 15.20 di (butyl) porphyrine, (51).
- 20 Anal. Calc pour C<sub>44</sub>H<sub>43</sub>N<sub>4</sub>O<sub>6</sub>: C, 73.0; H, 5.99; N,7.74 % Trouvée: C, 72.39; H, 6.25; N,7.39.

 $^{1}$ H RMN (pyridine d5):  $\delta$ (ppm) 9.83 s (2H, pyr), 9.71 d (2H, pyr, J=5 Hz), 9.01 d (2H, pyr, J=5 Hz), 8.94 s (2H, pyr), 8.18 d (4H, phényl, J=8 Hz), 7.78 d (4H,

- 25 phényl, J=8 Hz), 5.98 d (2H, H<sub>1</sub> "ose" J=8 Hz), 5.08 m (6H, H<sub>2</sub>, H<sub>3</sub>, H<sub>4</sub> "ose"), 4.94 t (4H, CH<sub>2</sub> $\alpha$ ), 4.52 m (6H, H<sub>6</sub>, H<sub>5</sub> "ose"), 2.54 m (4H, CH<sub>2</sub> $\beta$ ), 1.74 m (4H, CH<sub>2</sub> $\gamma$ ), 1.02 t (6H, CH<sub>3</sub>), -2.23 s (2H, NH).
  - Méso-5,10,15 tri (para-
- 30 2.3.4.6-tétraacétyl-β-D-gluco-syloxy-phényl) 20 mono (butyl) porphyrine, (52).

Anal. Calc pour  $C_{84}H_{88}N_{4}O_{30}$ : C, 61.76; H, 5.43, N,3.43 % Trouvée: C, 61.07; H, 5.41, N,3.31.

<sup>1</sup>H RMN (CDCl<sub>3</sub>):  $\delta$ (ppm) 9.49 d (2H, pyr, J = 5

35 Hz), 8.90 d (2H, pyr, J = 5 Hz), 8.78 s (4H, pyr), 8.12 d

(2H, NH).

(4H, phényl, J = 8 Hz), 8.08 d (2H, phényl, J = 8 Hz), 7.37 d (4H, phényl), 7.35 d (2H, phényl), 5.46 m (6H, H<sub>1</sub>, H<sub>2</sub>, H<sub>3</sub> "ose"), 5.32 m (3H, H<sub>4</sub> "ose"), 5.02 t (4H, CH<sub>2</sub> $\alpha$ ), 4.43 dd (3H, H<sub>6</sub> "ose"), 4.30 dd (3H, H<sub>6</sub> "ose"), 4.04 m (3H, H<sub>5</sub> "ose"), 2.53 m (2H, CH<sub>2</sub> $\beta$ ), 2.22 s, 2.21 s, 2.16 s, 2.102 s, 2.11 s, 2.10 s, 2.09 s (36H, acétyl), 1.83 m (2H, CH<sub>2</sub> $\gamma$ ), 1.1 t (3H, CH<sub>3</sub>), -2.77 s (2H, NH).

- Méso-5.10.15 tri (para- $\beta$ -D-glucosyloxy-phényl) 20 mono (butyl) porphyripe, (53).

- <u>Méso-5.10.20 tri (para-2.3.4.6-tétraacétyl-β-D-glucosyloxy-phényl) 20 mono</u> (2.3.4.5.6 pentafluorophényl) porphyrine, (54).

Anal. Calc pour  $C_{86}H_{79}N_4O_{30}F_5$ : C, 59.23; H, 4.57; N; 3.21 % Trouvée: C, 59.08; H, 4.87; N; 3.47.

<sup>1</sup>H RMN (CDCl<sub>3</sub>):  $\delta$ (ppm) 8.84 s (6H, pyr), 8.82 s (2H, pyr), 8.10 d (2H, phényl), 8.02 d (4H, phényl), 7.38 d (2H, phényl), 7.14 d (4H, phényl), 5.49 d (3H, H<sub>1</sub> ose J=8 Hz + 6H, H<sub>2</sub> et H<sub>3</sub>),5.23 m (3H, H<sub>4</sub> ose), 4.35 m (6H, H<sub>6</sub> ose), 4.11 m (3H, H<sub>5</sub> ose), 2.21 s, 2.17 s, 2.10 s, 2.04 s (36 H acétyl), -2.70 s (2H, NH).

- Méso-5,10,15 tri (para- $\beta$ -D-glucosyloxy-phényl) 20 mono (2,3,4,5,6 pentafluorophényl) porphyrine, (55).

Anal. Calc pour  $C_{62}H_{55}N_4O_{18}F_5$ : C, 60.08; H, 4.48; N, 4.52 % Trouvée: C, 59.69; H, 4.76; N, 4.24.  $^{1}$ H RMN (pyridine d5):  $\delta$ (ppm)

# Spectres optiques

Composés	$\lambda$ nm ( $\epsilon$ mmole.1 <sup>-1</sup> )
14*	421 (499.5), 517 (19.9), 553 (11.2), 592 (7), 648 (6)
15"	417 (462.8), 516 (17.3), 552 (11.5), 590.5 (6.4), 646.5 (6.1)
16*	419 (463.2), 514.5 (22.5), 549 (10),
17**	590 (8.7), 645 (6) 415 (289), 513 (13), 547 (6), 588.5 (5), 644 (3.6)
18*	644 (3.6) 421 (454.6), 517.5 (19.3), 554 (11.4), 592 (7.4) 648 (6.4)
19**	417 (477), 515 (19.7), 551.5 (13.8),
20*	592 (8.5), 648 (8.3) 419.5 (382), 516 (18.1), 551 (9.9), 590.5 (7.2), 647 (5.7)
27.""	417 (445), 517 (17.5), 554 (12.5), 590 (8.3), 645.5 (7.8)
28*	419 (441), 516 (17.5), 552 (9), 592 (6), 646.5 (5)
30*	420 (468.8), 516 (18.6), 552.5 (10),
31**	592 (6.3), 648 (5.5) 416.5 (411.5), 515 (16.7), 551 (10), 591 (5.7), 647.5 (5.2)
32*	420 (419), 518 (16.7), 553 (9.4), 594 (5), 650 (5.2)
33"	416(399), 516(15.2), 552(9.4), 592(4.6), 649(4.8)
34*	419(437), 518(18.4), 554(10.6), 596(5.2), 652(6.9)
35**	418(385), 518(14), 553(8.3), 598(4), 655(5.2)
36*	419(429), 519(15.7), 554(9.2), 596(4.5), 653(5.5)
37**	418 (346), 518 (13.7), 553 (8.8), 598 (3.9), 655 (5)
40*	419(429), 518(18), 554(10.2), 596(5), 652(6.4)
41**	418(323), 518(13.3), 552(8.4), 598(3.2), 655(4.9)
42*	419(404), 518(17), 554(9.7), 596(4.9), 652(6)
43**	418 (351), 518 (14.1), 552 (9), 598 (3.9), 655 (5.1)

44*	420(432), 518(17.2), 553(10.1),							
44								
	594 (5.6), 650 (5.5)							
45	416(402), 516(15.7), 552(9.6), 592(4.8), 649(4.9)							
48*	419.5 (402), 518.5 (13.6), 553 (9.1),							
	596 (6), 653 (5.9)							
49	419(428), 518(18), 554(10.2),							
	596(5), 652(6.6)							
50*	418 (392), 518 (14.2), 553 (8.5),							
	598 (4), 655 (5.3)							
51**	418 (364), 518 (14.1), 553 (9.1),							
	598(4), 655(5.1)							
54*	419 (410), 514 (27.4), 549 (12.5),							
	589 (10), 645 (6.3)							
55**	415.5 (363), 513 (16.2), 549 (7.1),							
	589 (5), 645 (3)							

Spectres U.V.Visible des porphyrines glycosilées dans \*CHCl3, \*\* THF/ $H_2O$  (23/2,v/v); " MeOH/  $H_2O$  (24/1,v/v).

Les dérivés décrits ci-dessus sont préparés à partir de benzaldéhydes glycosilés obtenus par condensation d'un α-bromo-sucre sur un hydroxybenzaldéhyde; les fonctions alcools en position 2,3,4,6 des monosaccharides et en positions 2,3,4,6 et 2',3',4',6' des disaccharides, de ces bromo-sucres sont protégés par tous moyens classiquement utilisés. Cette condensation est effectuée en milieux basique biphasique selon la méthode décrite par Halazy, S. et al (Halazy, S., Berges, V., Ehrhard, A., et Danzin, C. (1990) Bioorg. Chem. 18, 330). On peut citer à cet égard, l'exemple réactionnel consistant à soumettre du glucose à l'action de l'anhydride acétique en présence depyridine, pendant une durée de trois jours à une température de 0°C, selon la réaction:

Puis à faire réagir le peracétylé obtenu à l'étape précédente avec de l'acide bromhydrique en présence d'acide acétique, selon la réaction :

Et enfin, à soumettre l'alpha-bromosucre obtenu à l'étape précédente, à l'action de l'hydroxybenzaldéhyde en présence de soude et d'un agent de transfert de phase dans un mélange biphasique d'eau et de dichlorométhane pendant une durée de trois jours, selon la réaction :

Les porphyrines méso-substituées sont synthétisées par condensation d'un aldéhyde glycosilé avec le pyrrole, par catalyse acide selon les méthodes traditionnelles à reflux soit dans la pyridine (Rothemund, P. (1935) J. Amer. Chem. Soc. 57, 2010; Rothemund, P., et Menotti, A. R. (1941) J. Amer. Chem. Soc. 63, 267; Rothemund, P., et Menotti, A. R. (1948) J. Amer. Chem. Soc. 70, 1808), dans l'acide acétique (Datta-Gupta, N., et Bardos, T. J. (1966) J. Heterocyclic Chem. 3, 495) ou dans un mélange acide acétique/pyridine (Treibs, A., et Häberle, N. (1968) Liebigs Ann. Chem. 718, 183). Elles peuvent être également synthétisées selon la méthode décrite par Lindsey (Lindsey,

J. S., Hsu, H. C., et Schreiman, I. C. (1886) Tetrahedron Lett. 22, 931; Lindsey, J. S., Schreiman, I. C., Hsu, H. C., Kearney, P. C., et Marguerettaz, A. M. (1887) J. Orq. Chem. 52, 827; Wagner, R. J., Lawrence, D. S., et Lindsey, J. S. (1887) Tetrahedron Lett. 28, 3069; Kihn-Botulinsky, M., et Meunier, B. (1887) B. Inorg. Chem. 27, 209; Van der Made, A. W., Hoppenbrouwer, E. J. H., Nolte, R. J., et Drenth, W. (1888) Recl. Trav. Chim. Pays-Bas 107, 15). On peut citer à cet égard, l'exemple réactionnel consistant à soumettre un hydroxybenzaldéhyde O-glycosilé substitué en para par du glucose (symbolisé par R dans le schéma ci-dessous) à l'action d'un agent acide tel que le BF3 étherate, l'acide trifluoroacétique, l'acide monochloroacétique, dans un solvant organique tel que le dichlorométhane, le chloroforme, le xylène, puis dans certains cas à l'action d'un agent oxydant tel que le chloramil ou le DDQ, selon la réaction :

DNOCOCIO--ED 070040141 1 -

10

Les méthodes utilisées pour préparer des porphyrines tétraglycosilées peuvent être étendues à la synthèse de porphyrines méso-mono, di, ou tri-glycosilées. La synthèse de méso 5,10,15,20-tétraarylporphyrines dont un ou deux des quatre radicaux méso-phényles sont substitués a été décrite pour la première fois par Little, R. G. et al. (Little, R. G., Anton, J. A., Loach, P.A., et Ibers, J. (1975) J. Heterocyclic Chem. 12, 343). La condensation d'un mélange équimoléculaire d'un aldéhyde non glycosilé et d'un aldéhyde glycosilé avec quatre équivalents de pyrrole selon les méthodes précédemment citées, conduit à l'obtention des différentes porphyrines polyglycosilées.

La condensation de deux équivalents de benzaldéhyde glycosilé et de deux équivalents d'alkylaldéhyde et quatre équivalents de pyrrole selon les méthodes précédentes permet d'obtenir les porphyrines glycosilées mixtes méso-aryl-alkyl.

Dans le cas de l'obtention de plusieurs dérivés de porphyrines, ceux-ci sont séparés par chromatographie d'absorption sur gel de silice. Leur purification est effectuée par une seconde chromatographie d'absorption et une recristallisation.

Les groupements de protection des sucres, tel que l'acétyle, sont libérés en appliquant les méthodes générales déjà décrites dans l'art antérieur (Green, T. W., et Wults, P. G. M., dans "protecting groups in organic synthesis" Ed. J. Wiley et Sons, Inc., New York, Chichester, Brisbane, Toronto, Singapore, 1991). Par exemple, dans le cas de groupements de protection du type acétyle, les fonctions alcools sont libérées par traitement au méthanolate de sodium dans le méthanol (Zemplen, G., Gerecs, A., et Haracsy, I., (1936) Ber. 69, 1827). Les porphyrines glycoconjuguées sont purifiées par filtration sur gel et recristallisation.

Une étude pharmacologique des dérivés selon 35 l'invention a permis de mettre en évidence des propriétés

10

15

20

25

interessantes dans le domaine des traitements photodynamiques antitumoraux ainsi que dans le domaine des traitements antiviraux photodynamiques ou non.

En outre, l'utilisation des colorants photosensibles, dans le diagnostic des cancers, a fourni aux cliniciens de nouvelles perspectives pour les explorations corporelles. Dès 1950, Schwartz et al. ont proposé d'utiliser les propriétés de fluorescence et d'accumulation des porphyrines dans les cellules tumorales pour permettre la localisation de ces cellules (Schwartz, S., Absolon, K., Vermund, H. (1955) Un. Minnesota Med. 27, 7; Kesel, D. (1984) Photochem. Photobiol. 39, 851; Kessel, D., IEEE J. Quantum Electronics (1987), OE23, 1718).

Il a été proposé d'injecter le colorant et plus particulièrement de dérivés de l'hématoporphyrine (HpD) plus ou moins purifiés, puis après une incubation de durée variable d'irradier, par une lumière à une longueur d'onde de 400 nm, la ou les zones suspectées d'être cancéreuse. Le colorant fixé au niveau des cellules tumorales fluoresce et permet la localisation de la tumeur (Benson, R., Farrow, G., Kinsey, J., Cortese, D., Zinke, D., Utz, D. C. (1979) Maya Clin. Proc. 39, 146; Hayata, Y., Kato, H. (1983) Japan Ann. Thorac. Surg. 3, 203).

localisation de dérivés de 25 l'hématoporphyrine dans les tissus néoplasiques apparaît dériver d'une affinité initiale pour les lipoprotéines circulantes de basse densité (Barel, A., Jori, G., Perin, A., Romandini, P., Pagan, A., Buffanti, S. (1986) Cancer Lett. 32, 145). Cependant, en raison de la faible sélectivité des 30 dérivés de l'hématoporphyrine pour les cellules tumorales, la localisation de celles-ci par fluorescence est peut précise. Or, la spécifité des dérivés de l'invention pour les cellules tumorales ou les virus en font des outils privilégiés pour détecter in vivo ou in vitro l'existence d'une tumeur ou d'une infection virale. 35

Une analyse in vitro permet de réaliser un diagnostic sur un prélèvement d'un organe ou d'un tissu profond, lequel n'est pas facilement accessible par la lumière et donc pose des problèmes dans le cas d'une investigation in vivo.

L'invention concerne donc aussi les procédés de diagnostic in vitro de la présence d'une tumeur ou d'une infection virale, consistant à prélever un échantillon cellulaire d'un sujet, à faire incuber ledit échantillon avec au moins un dérivé de l'invention, puis à irradier ledit échantillon par une lumière d'une longueur d'onde comprise entre 350 et 800 nm, et enfin d'identifier la présence de cellules tumorales ou de virus par une méthode colorimétrique appropriée, éventuellement par comparaison avec un même échantillon témoin.

La combinaison des porphyrines et de la lumière constitue donc aussi une alternative à la photochimiothérapie conventionnelle du psoriasis, traité auparavant par le psoralène (Baley, H., Gasparro, F., 20 Edelson, R. (1987) TIPS &, 138). Le psoriasis est caractérisé par une prolifération cellulaire anormale et par un système vasculaire riche; il peut être traité par une seule injection de HpD suivie d'une irradiation par une lumière rouge (Berns, M. W., Rettenmaier, M. A., Mc Cullogh, J. L., Coffey, J., 25 Wile, A. G., Berman, M. L., Disaia, P. J., Weinstein, G. D. (1984), Lasers Surg. Med. 4, 73).

Les HpD présentent un forte affinité pour les plaques athéromateuse (Kessel, D., Cheng, M-L. (1984), Photochem. Photobiol., 59). Les études pharmacologiques suggèrent que l'arthérosclérose peut être traitée efficacement par des photosensibilisateurs associés à une irradiation lumineuse à une dose telle que la paroi artérielle soit préservée.

Enfin, il a été montré récemment que 35 l'utilisation conjointe de la lumière et d'un colorant

30

tétrapyrrolique comme les HpD est efficace pour inactiver in vitro des bactéries gram- ou gram+ (Malik, Z., Ladan, H., Nitzan, Y. (1992) J. Photochem. Photobiol. B. 14, 262; Nitzan, Y., Malik, Z., Ehrenberg, B. (1991) Photobiology Ed. E. Riklis Plenum Press, New York 815; Malik, Z., Hanania, J., Nitzan, Y. (1990) J. Photochem. Photobiol. B. 5, 281).

Ces résultats permettent donc d'envisager l'utilisation de dérivés de l'invention en tant que photosensibilisateurs contre le psoriasis, contre les plaques athéromateuse et comme antibactérien.

# I - Activité antitumorale

Plusieurs des dérivés de l'invention sont actifs, sous une irradiation lumineuse à une longueur d'onde comprise entre 350 et 800 nm, sur les cellules tumorales dans lesquelles ces dérivés sont capables de s'accumuler.

Une étude pharmacologique a été réalisée :

- in vitro, sur une lignée de cellules cancéreuses humaines (cellules KB) (Margaron, P., Tempette, C., Dendane, Y-M., Gaspard, S., Giannotti, C., et Werner, G-H. (1989) C. R. Acad. Sci. Paris, série II, 309, 1159);
- in vivo, sur fibrocarcinomes FR3T3t greffés sur le rat Fisher (Guerquin-Kern, J-L., Leteurtre, F.; Croisy, A, et Lhoste, J-M. (1991) Cancer Res. <u>51</u>, 5770).

25

20

10

15

# 1) Etude pharmacologique in vitro sur les cellules KB

### a) <u>Méthode</u>

Pour ces tests de phototoxicité in vitro, les dérivés de porphyrines testés ont été dissous dans le DMSO. La solution obtenue est diluée dans le PBS contenant des ions Ca<sup>++</sup> et Mg<sup>++</sup> et 0,1% de glucose, à des concentrations variant de 10  $\mu$ M à 0,004  $\mu$ M, puis incubée 3 heures avec une culture de la lignée cancéreuse humaine de cellules KB.

Les cultures cellulaires sont ensuite rincées avec le milieu de culture, puis irradiées pendant 15 à 30 minutes par une source lumineuse de longueur d'onde  $\lambda > 550$  nm.

Après remise en culture des cellules pendant 18 heures, le pourcentage de mortalité est évalué par une méthode colorimétrique au rouge neutre.

### b) Résultats

Les pourcentages de mortalités mesurés sont rapportés dans le tableau 2 ci-après et comparés systématiquement à ceux obtenus avec un lot de dérivés d'hématoporphyrines (HPD) comme témoin.

15 Tableau 2

		<b>.</b> .	PHOTOTOXICITE % DE MORTALITE  Concentration					
		<u> </u>						
Composés	N°	hv mo	10µg/ml	5μg/ml	.2µg/ml	lµg/ml	0.5ug/ml	0,1µg/ml
TPP (oOGluOH) 4 Τ <sub>1</sub> αβαβ	1	30	0	0 3,77 μM	0	0		
TPP (oOGluOH) 4 Τ2ααββ	.2	.30	0	0 3,77 µМ	0 1,51 μΜ	0 0,75 <b>дм</b>		
TPP (οOGluOH) 4 Τ3αααβ	.3	.30	0	0 3,77 µМ	О 1,51 µМ	о 0,75 <b>ди</b>		
TPP (oOGluOH) 3 caca	.4	30	0	0 3,77 μΜ	0 1,51 <u>и</u> м	Ο 0,75 μΜ		
TPP (pOGluOH) 4	.5	15 30	93 92	92 89 3,77 дм	28 90 89 1,51 μΜ	17 59 84 0,75 μΜ		8
Tpp (mOGluOH) 4	6	15		30 3,77 μΜ	0	0	·	
TPP (pOGalacOH) 4	7	15 30			5 1,51 μΜ	7 10 0,75 μΜ		
TPP (pOGluOH) <sub>2</sub> T <sub>3</sub> -(5-10)	8	15 30		100 5,15 μΜ	38 96 2,06 µм	3 96 1,03 μΜ		
TPP (pOGluOH) <sub>2</sub> T <sub>2</sub> -(5-15)	.9	1 <sup>.5</sup> 30		70 5,15 <u>и</u> м	.27 .2,06 μΜ	.17 1,03 μΜ		
TPP (pOGluOH) 3	10	15 30	100	100 4,35 μΜ	.26 100 1,74 μΜ	9 100		0

TPP (m-pOGluOH) 8	111	15	0	0	0	0		T
212 ( pod20011, g	]	30	12	o	o	lŏ		
1	l	60	3	23	.5	14	1	I
	<u> </u>		2,45 μM		_	-	į	l
TPP (pOMaltOH) 4	13	30	0	0	0	0		
					1,01 µм	0,56 µм		
TPP (pOGalacOH) 3	15	15		96	92	90	53	19
						0,87 µМ	0,435 дм	0,174 дм
TPP (pOGluOH) 3- (C11)	16	30	63	47	16			
					1,5 μM			
TPP (pOGluOH) 2- (Cl1) 2	18	15	75	21	0			
T3-(5-10)				4,43 μM	2,21 ДМ			
TPP (pOMaltOH) 2-	.21	15	70	56	58		_	
(Cl1) <sub>2</sub> T <sub>3</sub> -(5-10)					1,4 μΜ			
TPP (pOGluOH) 2	25	15	cytoto-	cytoto-	97	88	90	68
$-(C_4)_2 T_3(5-10)$			xique	xique	2,14 μM	1,07 дм	0,53 µм	0,214 μM
				5,35 µM				
TPP (pOGluOH) 3- (C4)	26	15	cytoto-	cytoto-	cytoto-			12
			xique	xique	xique			0,18 дм
				4,4 μM	1,76 ДМ			
TPP (pOGluOH) 3- (C <sub>6</sub> F <sub>5</sub> )	27	15				100	39	0
	ł		1		l			
	ı	30	1			100	100	33
	ł	i				0,81 µм	0,4 μM	0,08 дм
	1		ĺ	i				0,05
								μMg/π1 23
	ļ	- 1			J			0,04 μM
HPD		15	cytoto-		95	7.2		0
	- 1		xique	ļ			Į	-

# 2) <u>Etude pharmacologique in vivo sur</u> <u>fibrocarcinomes FR3T3t greffés sur le rat Fishe</u>r

### a) Méthode

Le composé 10 a été testé in vivo sur un modèle animal de tumeur greffée sur le rat; ce modèle dérive de la lignée FR2T3t obtenue à partir de fibroplastes embryonnaires de rat infectés par le virus polyome (Seif, R. et Cuzin, F. (1977) J. Virol. 24, 721-728).

La lignée tumorale a été obtenue par greffes successives chez le rat Fisher et conduit, à partir d'un inoculum de  $10^6$  cellules par voie sous-cutanée, toujours chez le rat Fisher, à des tumeurs macroscopiquement observables dès le dixième jour suivant l'injection.

5

Les tumeurs sont des fibrosarcomes peu différentiés, mal vascularisés et pauvres en tissu de soutien.

L compoé testé est injecté dès que les tumeurs atteingnent 1 cm de diamètre soit 15 à 17 jours après l'innoculation (10 mg/kg par voie intrapéritanéale, en solution dans HCl 10<sup>-2</sup> M. Deux heures plus tard la zone tumorale péalablement tondue, est irradiée pendant 30 minutes avec une lampe à vapeur de mercure (HBO, 200 W) filtrée en UV et par un récipient de 10 cm contenant de l'eau pour prévenir toute surchauffe au niveau de la tumeur. Dans ces conditions la dose de lumière délivrée est de l'ordre de 50 à 60 KJ/m² sur l'ensemble du spectre visible.

Toutefois, compte tenu de la très faible pénétration des tissus pour les longueurs d'onde inférieures à 600 nm, probablement moins de 10% de cette dose est effectivement donnée à la tumeur.

Les tumeurs sont ensuite mesurées quotidiennement et leur évolution comparée à des témoins non traités.

L'étude a été réalisée sur des lots de cinq rats traités et de cinq rats témoins.

#### b) Résultats

La figure 1 représente l'effet dans le temps de l'innoculation du composé 21 (courbe "O") par rapport au lot témoin non traité (courbe "O") sur le volume de la tumeur. La comparaison des deux courbes de la figure 1 montre que la croissance des tumeurs greffées traitées et irradiées grossissent plus lentement que celles des rats non traités.

## II - Activité antivirale

Les rétrovirus sont un important groupe de 35 virus enveloppés qui utilisent lors de leur réplication une

enzyme de transcription inverse pour convertir un ARN messager en ADN. La famille des rétrovirus comprend les Lentivirus, les Spumavirus et les Oncornavirus (type A, B, C, D, et les virus à tumeur à ARN). Ces rétrovirus sont capables d'infecter les murins, les félins, les primates ou l'espèce humaine. Les virus d'immunodéficience tels que HIV responsables du Syndrome d'Immunodéficience Acquis (SIDA) font également partie de cette famille.

La thérapie antivirale est basée sur l'hypothèse que la réplication rétrovirale est impliquée dans la maladie. Ainsi l'enzyme de transcription inverse de l'ARN en ADN doit être la cible privilégiée de ce type de médicament.

Le succès des traitements à l'aide des 15 nucléosides est cependant limité à cause des effets toxiques prononcés de ces drogues

La photothérapie antivirale est une technique très récente pour éradiquer les virus et en particulier les rétrovirus d'extraits sanguins partiels ou totaux.

- Les colorants mis en oeuvre actuellement dans ce domaine sont soit des dérivés de l'hématoporphyrine (HpD) (Matthews, J.L., Newman, J.T., Sogandares-Bernal, F., Judy, M.M., Skiles, H., Leveson, J. E., Marengo-Rowe, A. J., Chanh, T. C. (1988), Transfusion 1, 81; Pompei, R., Ingianni, A.,
- Foddis, G., Cisani, G. (1989), Microbios Letters 40, 19; Chanh, T. C., Allan, J. S., Matthews, J. L., Sagandares-Bernal, F., Judy, M. M., Skiles, H., Leveson, J., Marengo-Rowe, A., Newman J. T. (1989) J. Virological Methods 26. 125) seuls ou en association avec un agent antiviral tel que l'AZT
- (Levere, R.D., Gong, Y.-F., Kappas, A., Bucher, D. J., Wormser, G. P., Abraham, N. G. (1991), Proc. Natl. Acad. Sci. USA <u>88</u>, 1756), soit de la protoporphyrine (Asanaka, M., Kurimura, T., Toya, H., Ogaki, J., Kato, Y. (1989), AIDS 403), soit des porphyrines de synthèse (Dixon, D. W.,
- 35 Schinazi, R., Marzilli, L. G. (1990), AIDS: Anti-HIV agents,

therapies and vaccines <u>616</u>, 511; Dixon, D. W., Kim, M. S., Kumar, V., Obara, G., Marzilli, L. G., Schinazi, R.F. (1992), Antiviral Chemistry and Chemotherapy <u>3</u>(5) 279; DeCamp, D. L., Babe, L. M., Salto, R., Lucich, J. L., Koo, M. S., Kahl, S. B., Craik C. S. (1992.), J. Med. Chem. <u>35</u>. 3426), soit des porphyrines "expansées" (Matthews, J. L., Sogadares-Bernal, F., Judy, M., Gulliya, K., Newman, J., Chanh, T., Marengo-Rowe, A. (1992) Blood Cells <u>18</u>. 75).

L'action photoxique de ce type de composés semble agir par la protéine gp120 du virus HIV (Neurath, A. R., Strick, N., Haberfield, P., Jiang S. (1992), Antiviral Chem. and Chemotherapy 3. 55) et peut être quantifiée en mesurant l'activité transcriptase inverse du rétrovirus (Dixon, D. W., Kim, M. S., Kumar, V., Obara, G., Marzilli, L. G., Schinazi, R.F. (1992)).

Plusieurs composés de l'invention sont actifs, sous une irradiation lumineuse à une longueur d'onde d'environ 600 nm, sur les virus et plus particulièrement les rétrovirus. En outre, certains composés de l'invention présente une activité antivirale même sans activation par la lumière. Une étude pharmacologique a été réalisée *in vitro* sur le virus de l'Herpès Simplex.

### a) <u>Méthode</u>

Pour ces tests d'activité antirétrovirus, les composés ont été mis en présence de virus de l'Herpès Simplex. Les composés sont dissous dans le DMSO puis dilués avec du PBS. Des solutions à différentes concentrations de composé de l'invention sont introduites dans un stock viral en milieu de culture. Le stock viral et le colorant sont incubés 45 minutes à 4°C et à l'obscurité. Les tubes témoins sont incubés 10 minutes supplémentaires à l'obscurité tandis que les tubes tests sont irradiés 10 minutes à des longueurs d'onde comprises entre 600 et 650 nm. Les stocks viraux sont inoculés à des cellules sensibles aux virus. L'activité

transcriptase inverse est mesurée par des méthodes classiques. Les cellules survivantes sont comptées par les méthodes classiques.

5

## b) <u>Résultats</u>

Le tableau 3 ci-dessous rapporte l'activité anti Herpès Simplex de dérivés de porphyrines glycosilées de l'invention.

	Quantité de virus Herpès Simplex présents		
	après irradiation (UFP/ml)		
	sans sous		
	irradiation	irradiation	
Composé	Quantité	Quantité	Quantité
	5 μg/ml	5 μg/ml	$0.2  \mu \text{g/ml}$
	(concentration)	(concentration)	(concentration)
Témoins	107	107	107
	(3 μм)	(3 µм)	_(0,15 μM)
15	107	3 10 <sup>3</sup>	107
	(3 μм)	(3 μм)	(0,15 μM)
19	107	2 10 <sup>3</sup>	107
	(3 μм)	(3 μм)	(0,15 μM)
21	2 10 <sup>4</sup>	2	1,5 10 <sup>2</sup>
	(5,1 μM)	(5,1 μM)	(0,2 μM)
25	107	1	50
	(4,3 μм)	(4,3 µМ)	(0,17 μM)

10

Les figures 2, 3, 4 et 5 représentent respectivement les courbes doses réponses des composés 15, 19, 21 et 25 sur le virus Herpès Simplex, avec (courbe " $\blacksquare$ ") ou sans (courbe  $^{}\square$ ") lumière.

15

La comparaison des deux courbes de la figure 4 montre que le composé 21 est actif à l'encontre du virus même sans lumière.

Les résultats des essais pharmacologique rapportés ci-dessus permettent d'envisager l'application 20 thérapeutique des dérivés de l'invention et plus

particulièrement de ceux présentant un caractère amphiphile, comme photosensibilisateurs dans les traitements photodynamiques antitumoraux et dans le domaine des traitements antiviraux photodynamiques ou non.

5 L'invention concerne donc également les compositions pharmaceutiques contenant au moins un composé de formule associé à un véhicule ou pharmaceutiquement acceptable. Ces compositions peuvent être administrées à l'homme ou aux animaux par voie orale, parentérale, percutanée ou transcutanée. Elles peuvent être 10 sous la forme de préparations solides ou liquides, comme par exemple des comprimés, des gélules, des solutions ou des suspensions liposomables ou non injectables, des pommades, crèmes etc...

La quantité de principe actif administrée dépend du patient qui est traité, de la voie d'administration de la composition et de la sévérité des tumeurs ou de l'infection virale, mais peut être généralement comprise entre 0,1 et 5 mg/kg.

#### REVENDICATIONS

1) Dérivés de porphyrine de formule I :

5

### dans laquelle :

- au moins un des radicaux R représente un groupe phényle O-glycosilé en position para et/ou méta,
- les autres radicaux R, identiques ou différents, représentent, si ils existent, un radical alkyle ou hétéroalkyle, alcène ou hétéroalcène, alcyne ou hétéroalcyne, linéaire ou ramifié et éventuellement halogéné, ou encore un groupe aryle ou un hétérocycle éventuellement mono ou polyhalogéné.
  - 2) Dérivés selon la revendication 1, répondant à la formule I dans laquelle au moins un des quatre radicaux R représente un groupe phényle O-glycosilé en position para et/ou méta par un groupement monosaccharide tel que le glucose, le galactose ou le mannose.
- 3) Dérivés selon la revendication 1, répondant à la formule I dans laquelle un, deux ou trois des 25 radicaux R représentent un groupe phényle 0-glycosilé en

position para et/ou méta par un groupement disaccharide tel que le maltose, le saccharose ou le lactose.

- 4) Dérivés selon l'une quelconque des 5 revendications 1 à 3, caractérisés en ce que les halogènes sont des atomes de fluor.
- 5) Dérivés selon la revendication 4, caractérisés en ce que dans la formule I, l'un au moins des radicaux R est un groupe aryle ou un hétérocycle mono ou polyfluroré, un radical alkyle ou hétéroalkyle, alcène ou hétéroalcène, alcyne ou hétéroalcyne, linéaire ou ramifié fluoré.

6) Dérivés de porphyrine de formule II :

$$R_1$$
 $N + N$ 
 $R_2$ 
 $NH + N$ 
 $R_3$ 
 $R_3$ 

dans laquelle :

- R1 et, R2 ou R4, identiques ou différents, représentent chacun un groupe phényle substitué en para par un glucose, un galactose ou un maltose, éventuellement acétylé, et,

- R3 et, R2 ou R4, identiques ou différents, représentent un radical butyle, ou un radical undécanyle linéaire ou ramifié de formule brute  $-C_{11}H_{23}$ .
- 5 7) Un dérivé selon la revendication 6, choisi parmi les suivants :

Méso-5,15 di(para- $\beta$ -D-glucosyl-phényl) 10,20 di(undécanyl)porphyrine,

Méso-5,10 di (para- $\beta$ -D-glucosyl-phényl) 15,20

10 di (undécanyl) porphyrine

Méso-5,15 di (para- $\beta$ -D-maltosyl-phényl) 10,20

di (undécanyl) porphyrine,

Méso-5,10 di (para- $\beta$ -D-maltosyl-phényl) 15,20

di (undécanyl) porphyrine,

Méso-5,15 di(para- $\beta$ -D-glucosyl-phényl) 10,20 di(butanyl) porphyrine,

 $\label{eq:meso-5} \text{M\'eso-5,10 di(para-$\beta$-D-glucosyl-ph\'enyl) 15,20} \\ \text{di(butanyl) porphyrine.}$ 

- 20 8) Dérivés de porphyrine de formule II dans laquelle :
  - R1, R2 et, R3 ou R4, identiques ou différents, représentent chacun un groupe phényle substitué en para par un glucose, un galactose ou un maltose, éventuellement acétylé, et,
  - R3 ou R4 représente un radical butyle, ou un radical undécanyle linéaire ou ramifié, ou encore un groupe phényle perfluoré.
- 9) Un dérivé selon la revendication 8, choisi parmi les suivants :

Méso-5,10,15-tri (para- $\beta$ -D-glucosyl-phényl) 20 mono (undécanyl) porphyrine,

Méso-5,10,15tri(para- $\beta$ -D-maltosyl-phényl) 20

35 mono (undécanyl) porphyrine,

Méso-5,10,15 tri(para- $\beta$ -D-glucosyl-phényl) 20 mono(butanyl) porphyrine,

Méso-5,10,15 tri (para- $\beta$ -D-glucosyl-phényl) 20 mono(2,3,4,5,6 pentafluorophényl) porphyrine.

.5

10) Dérivés de porphyrine de formule I dans laquelle chacun des quatre radicaux R est un groupe phényle O-glycosilé en position para par un groupement monosaccharide tel que le glucose ou le galactose.

10

11) Un dérivé selon la revendication 10, choisi parmi les suivants :

Méso-5,10,15,20-tétrakis (para- $\beta$ -D-glucosyl-phényl) porphyrine,

Méso-5,10,15,20-tétrakis (méta- $\beta$ -D-galactosyl-phényl) porphyrine,

Méso-5,10,15,20-tetrakis (méta- $\beta$ -D-maltosyl-pényl) porphyrine.

12) Procédés de diagnostic de la présence d'une tumeur ou d'une infection virale dans un échantillon cellulaire, caractérisé en ce qu'il consiste à prélever un échantillon cellulaire d'un sujet, à faire incuber ledit échantillon avec au moins un dérivé selon l'une quelconque des revendications l à ll, puis à irradier ledit échantillon par une lumière d'une longueur d'onde comprise entre 350 et 800 nm, et à identifier la présence de cellules tumorales ou de virus dans l'échantillon par une méthode colorimétrique appropriée.

30

13) Les compositions pharmaceutiques renfermant à titre de principe actif au moins un dérivé de formule générale I ou II selon l'une quelconque des

revendications 1 à 11, en association avec un véhicule ou un excipient pharmaceutiquement acceptable.

14) Une composition pharmaceutique selon la revendication 12 dans laquelle la teneur en principe actif est comprise entre 0,1 et 5 mg/kg.

# PL. 1/5

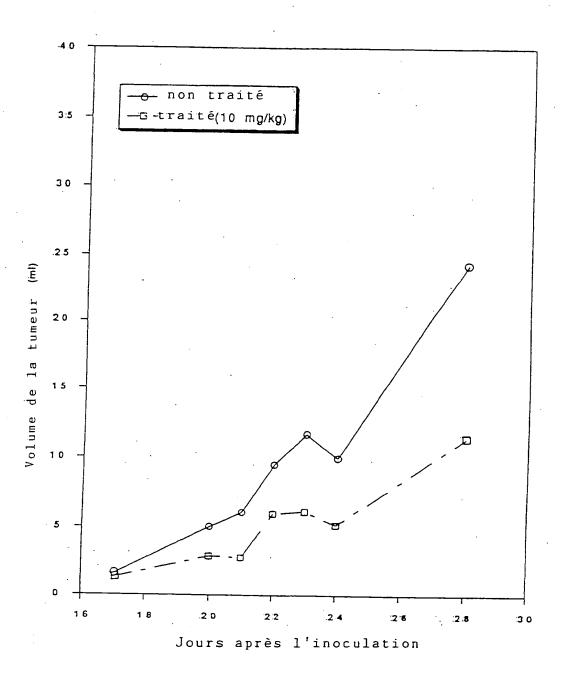


Fig. 1

PL. 2/5

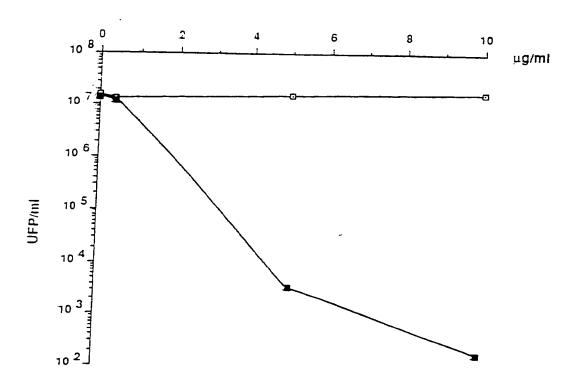


Fig. 2

PL. 3/5

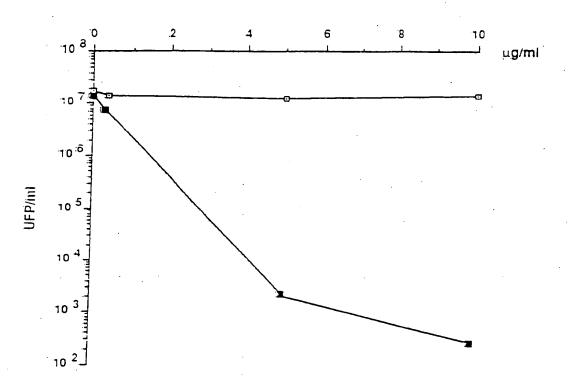


Fig. 3

PL. 4/5

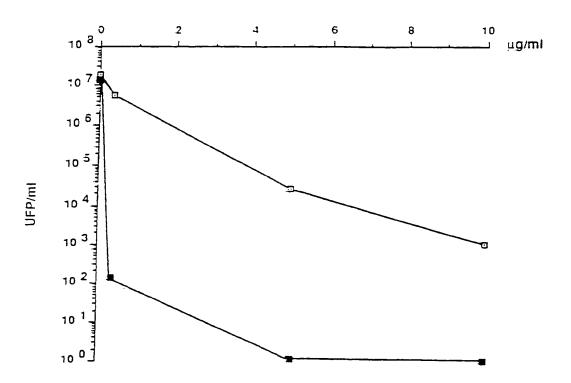


Fig. 4

PL. 5/5

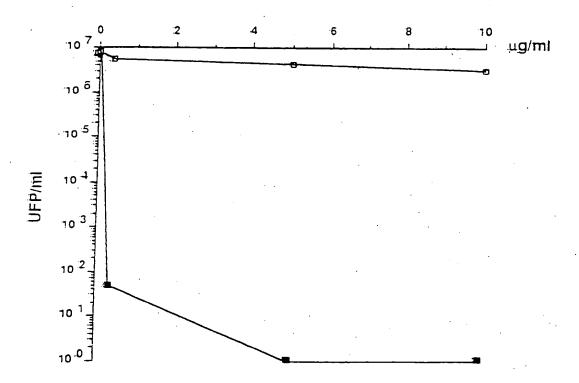


Fig. 5

INSTITUT NATIONAL

# RAPPORT DE RECHERCHE PRELIMINAIRE

N° € enregistrement national

de Ja

PROPRIETE INDUSTRIELLE

établi sur la base des dernières revendications déposées avant le commencement de la recherche FA 490410 FR 9310501

Catégorie	Citation du document avec indication, en cas de des parties pertinentes	besoin, de la dema examinée	nde
X	CHEMISTRY LETTERS no. 3 , Mars 1992 , TOKYO JP pages 477 - 480 K. KOHATA ET AL 'Synthesis and properties of new water-soluble glycosylated porphines' * page 477 *		
A	TETRAHEDRON LETTERS vol. 34, no. 6, 5 Février 1993 GB pages 1027 - 1030 K. DRIAF ET AL 'Glycosylated ca porphyrins as potential agents phototherapy' * le document en entier *	tionic	
<b>A</b>	SYNLETT no. 8 , Aoüt 1993 , STUTTGART pages 563 - 564 A. BOURHIM ET AL 'Synthesis of glycosylated porphyrin derivati hydrocarbon spacer arm' * le document en entier *	1,6,8, 10,12-	
	Date of achievement	II de la recherche	Examinates
			Moreno, C
X : parti Y : parti autr	CATEGORIE DES DOCUMENTS CITES  iculièrement pertinent à lui seul iculièrement pertinent en 'combinaison avec un e document de la même catégorie inent à l'encontre d'au moins une revendication	T: théorie ou principe à la base E: document de brevet bénéficia à la date de dépôt et qui n'a de dépôt ou qu'à une date po D: cité dans la demande L: cité pour d'autres raisons	nt d'une date antérieure été publié qu'à cette date